

## **ПРОБЛЕМЫ ПРИКЛАДНОЙ НАУКИ В ВЕТЕРИНАРИИ**

назначены для проведения различных морфометрических измерений и исследований. Они применяются в основном в медицине и биологии и служат для изменения визуализации исходных изображений путем различного рода преобразований, проведения анализа и измерений на этих изображениях и архивирования (рис. 2,3).

Типичными примерами решаемых с помощью данного комплекса задач являются морфометрия гистологических срезов, анализ патологических изменений клеток крови, оценка ядерно-клеточного (цитоплазматического) отношения, построение и анализ эритроцитарной гистограммы (например, для уточнения диагностики природы анемии), подсчет и анализ тромбоцитов, цитофотометрия, анализ поведенческих особенностей животных (траектория движения, скорость, ускорение) и другие медицинские приложения. В об-

ласти материаловедения такими примерами являются гранулометрический анализ, анализ трещиноватости, фазовый анализ и т.п.

Метод иммуногистохимического окрашивания (рис. 2) рецепторов прогестерона используется при диагностике рака молочной железы. Проводится подсчет клеток с различной интенсивностью окрашивания в ткани опухоли. Продукт реакции, указывающий на локализацию и количество рецепторов, имеет коричневую окраску.

С помощью программы ВидеоТест-Морфология 4.0 можно автоматизировать выполнение этой задачи.

Представленные данные имеют выраженное прикладное значение, подтверждают необходимость и эффективность использования диагностической системы «ВидеоТест» в ветеринарной практике.

**А.А. Алиев, С.Н. Омарова, Н.В. Литвинов, М.Н. Зенина,  
Ю.В. Пашкина, А.С. Николаева, О.Н. Параева**

*(ГУ «Санкт-Петербургская городская станция по борьбе с болезнями животных»; ФГОУВПО НГСХА)*

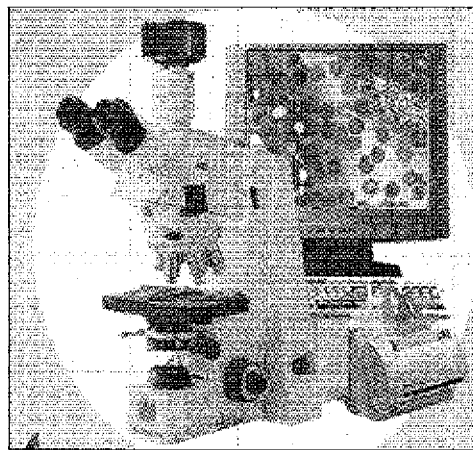
## **ИСПОЛЬЗОВАНИЕ АППАРАТНО-ПРОГРАММНЫХ КОМПЛЕКСОВ ВИДЕОТЕСТ ДЛЯ ИССЛЕДОВАНИЯ ЭРИТРОЦИТОВ ПРИ ДИАГНОСТИКЕ АНЕМИЙ В ВЕТЕРИНАРНОЙ ПРАКТИКЕ**

Определение количественного и качественного состава крови проводится, как правило, по капиллярной крови. Из практического опыта в ветеринарии отбор проб крови для клинического исследования производится из вены в контейнеры MiniCollect, содержащий EDTA.

Количественное исследование стабилизированной крови проводится на гематологическом анализаторе ABX Micros 60. Одними из важных показателей при анемии животных получаемых анализатором считаются: 1) RBC - количество эритроцитов, 2) HGB - гемоглобин, 3) HCT - гематокрит, 4) MCV - средний объем эритроцитов, 5) MCH - среднее содержание гемоглобина в 1 эритроците, 6) MCHC - средняя концентрация гемоглобина в эритроцитах, 7) RDW - показатель анизоцитоза эритроцитов.

В диагностике гематологической патологии наиболее информативным явля-

ется морфологический анализ крови с использованием микроскопического метода оценки. В настоящее время сочетание



**Рисунок 1. Аппаратно-программный комплекс «ВидеоТест»**

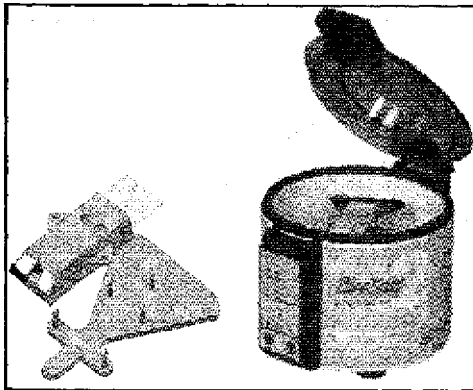


Рисунок 2. Центрифуга для приготовления мазков крови

прогрессивных видеооптических технологий (Рис. 1) и классических методов анализа дают более объективные и производительные методики.

Использование практических сведений, накопленных в человеческой медицине, а также методик, разработанных компанией ВидеоТестТ, позволили внедрить компьютерный анализ в диагностику анемий животных.

Пробы крови (мазки) подготавливаются на микроцентрифуге Diff Spin2 (slide spinner) (Рис. 2), предназначенной для получения монослойных мазков. Далее препараты окрашиваются на автомате Hematek Stain Pak 2000 «Bayer» (окрашивающий пакет-продукт номер 4405) (Рис. 3).

Микроскопия проводится под иммерсией, объектив x100. Для уточнения характера анемии применяется методика оценки эритроцитов - эритроцитометрия. Используя соотношения содержания в крови эритроцитов разного диаметра, строится графическое изображение по принципу эритроцитометрической кривой Прайс-Джонса. По оси абсцисс откладывают величины диаметров эритроцитов, а по оси ординат - проценты эритроцитов соответствующей величины. Составление эритроцитометрических кривых в динамике наглядно демонстрирует сдвиги в величине эритроцитов в разные периоды болезни. В основе морфометрического метода лежит измерение диаметра эритроцитов в окрашенной мазке крови. Цифровое изображение исследуемого материала обрабатывается системной программой ВидеоТестТ с последующей дифференцировкой эритроцитов по размеру и распределением их по классам. Программа ВидеоТестТ-Морфология 4.0 позволяет автоматически проводить измерения

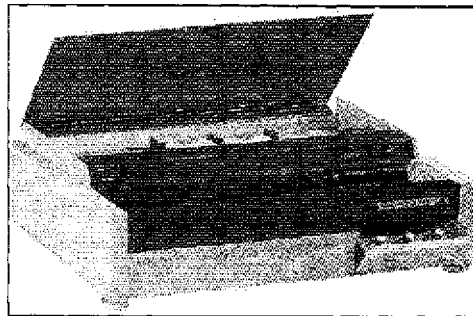


Рисунок 3. Прибор для окраски мазков

эритроцитов в окрашенных мазках крови и подчать эритроцитную гистограмму (гистограмму распределения эритроцитов по размерам) (Рис. 4).

В методике «Эритроцитометрия» эритроциты выделяются автоматически. Производится измерение эритроцитов, их разделение на 4 класса по размерам (микроциты, нормоциты, макроциты и мегалоциты) (Таблица 1). Рассчитываются средний объем эритроцита, его толщина и сферичность.

При проведении исследования, измеряют диаметр 100-200 эритроцитов, распределяют по классам в зависимости от их величины, устанавливая в процентах относительную величину каждой группы. Для характеристики размера каждого эритроцита используется расчетный параметр СРЕДНИЙ ГАБАРИТ, вычисляемый как полусумма, длины и ширины. Для правильной оценки размеров, полученных на изображении, учитываются только одиночно лежащие эритроциты или незначительно контактирующие клетки, все прочие маркируются и не исследуются. Каждый класс исследуемых эритроцитов подвергается определению следующих параметров: 1) МАХ размер; 2) MIN размер; 3) количество эритроцитов в каждом классе; 4) среднее значение размера; 5) ошибка среднего показателя; 6) % количества эритроцитов класса относительно всех проанализированных эритроцитов. Для верного расчета выше представленных параметров (среднего объема эритроцита - MCV, толщины и сферичности), задаются значения гематокрита НСТ и количества эритроцитов (RBC) в 1 мкл крови. Данные показатели предварительно определяются на гематологическом анализаторе ABX Micros 60. Практически средний объем эритроцита получают путем умножения гематокритного числа на 10 и деления полученного произведения на число эритроцитов в миллионах (первая циф-

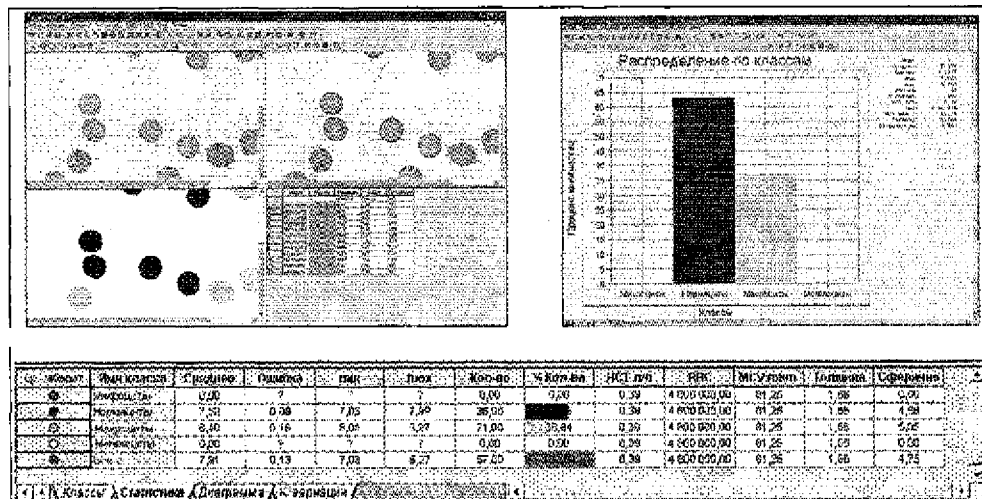


Рисунок 4. Методика эритроцитометрии.

ра) в 1 мкл. Затем по данным всех измерений строится гистограмма распределения эритроцитов по классам. На гистограмме по оси X откладываются значения параметров Средний габарит, а по оси Y - % количества каждого класса. У здоровых животных в периферической крови находятся эритроциты разной величины (физиологический анизоцитоз).

Среди всех домашних животных собаки имеют наибольшие эритроциты ( $d=7,0$  мкм), наименьшие у кошек ( $d=4,3$  мкм) (Таблица 2).

Нами был проанализирован случай заболевания собаки (питбультерьер), с диагнозом: гепатит неясного генеза, цирроз печени. Животное болело 4 месяца, отка-

зывалось от еды, периодически наблюдалась рвота. Лечение симптоматическое, проводилось на дому. При обследовании - собака сильно обезвожена, склеры и кожа желтушные. Ультразвуковое исследование выявило гепатоспленомегалию, цирроз печени.

Исследованиями крови установлено: RBC  $0,7 \times 10^9/\text{мкл}$ , RDW 18,5, MPV 8,4, PDW 6,2, НСТ 7,2%; HGB 2,3 г/дл, MCH 30,3 pg; MCHC 32,4 г/дл, MCV 94 Мкм; WBC  $26,4 \times 10^9/\text{мкл}$ ; Тромбоциты  $77 \times 10^9/\text{мкл}$ .

Морфологический анализ препаратов крови выявил: п/яд нейтрофилов 7, с/яд нейтрофилов 77, лимфоцитов 2, моноцитов 13 и эозинофилов 1%.

Таблица 1

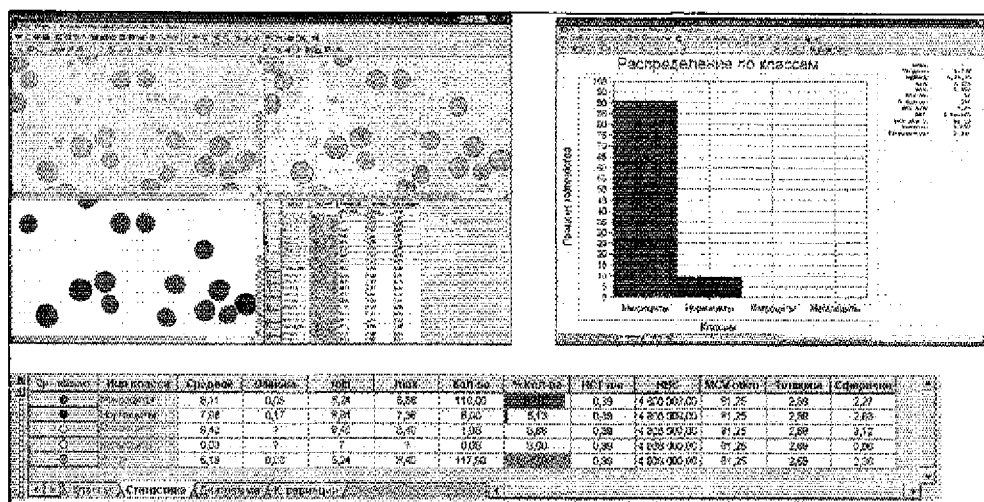
Классификация анемий животных

Микроцитарные гипохромные		Нормоцитарные нормохромные		Макроцитарные нормо- и гиперхромные	
	собл.кош.		собл.кош.		собл.кош.
MCV (МкмЗ)	<60 \ <40	MCV (МкмЗ)	60,0-77,0\41,0-56,2	MCV (МкмЗ)	> 77,0 \ >56,0 фл
MCH(pg)	<24 пг \ также	MCH (pg)	24-34\24-34	MCH(pg)	> 34 пг \ также
MCHC (г\л)	<320 г\л \ также	MCHC (г\л)	330\330	MCHC (г\л)	около нормы
RDW (%)	> или =	RDW (%)	около нормы	RDW (%)	увеличен.
HGB(г\л)	<12,0 \ <9,0	HGB(г\л)	12,0-18,0\9,0-16,7	HGB(г\л)	>18,0\>16,7

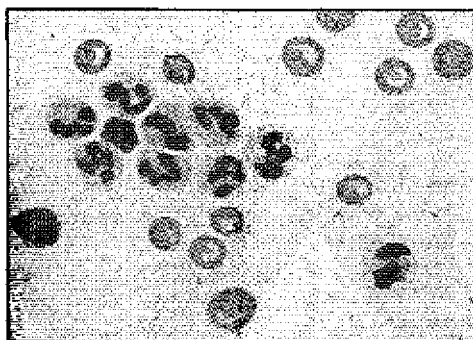
Таблица 2

Физиологические характеристики эритроцитов у разных видов животных

Вид животных	Диаметр эритроцита (мкм)	Продолжительность жизни эритроцита (сутки)
Кошки	4,9	66-79
Собаки	5-9 (среднее 7)	110-120
Лошади	4-7,5	140-150



**рисунк 2. Эритроцитометрия.**



**Рисунок 6. Периферическая кровь. Окр. Романовский-Гимза.**

При оценке красной крови выявлен выраженный анизоцитоз, макроцитоз, полихроматофилия, оксифильные и полихроматофильные нормобласты. Обращает внимание расположение гранулоцитов вокруг нормобластов (Рис. 6). При компьютерной эритроцитометрии выявлен сдвиг вправо, макроцитоз (Рис. 5. см. выше).

Представленные данные имеют выраженное прикладное значение и доказывают, что комплексная оценка препаратов крови облегчает постановку диагноза, в том числе и ретроспективную.

А.А. Алиев, С.Н. Омарова, Н.В. Литвинов,  
Ю.В. Пашкина, Е.В. Медова, А.С. Николаева, О.Н. Параева  
(«Санкт-Петербургская городская станция по борьбе с болезнями  
животных»; ФГОУ ВПО НГСХА)

# ДИАГНОСТИЧЕСКАЯ ЭФФЕКТИВНОСТЬ ЦИТОЛОГИЧЕСКИХ ИССЛЕДОВАНИЙ ОТОМИКОЗОВ У ДОМАШНИХ ЖИВОТНЫХ

Дрожжевые грибки рода *Malassezia*, вызывающие отомикозы у домашних животных, характеризуются толстой, многослойной клеточной стенкой и размножаются посредством бластоконидий повторяющимся монополюсным почкованием. Основными представителями рода являются: *M. furfur*, *M. sympodialis*, *M. globosa*, *M. obtusa*, *M. pachydermatis* и др.). В основном они выделяются с кожи млекопитающих и птиц.

Наиболее распространен вид — *M. pachydermatis*, особенно среди плотоядных, при этом собаки являются постоянными его носителями. *M. pachydermatis* высевается из кожи наружного ушного канала, с нижней губы, с кожи межпальцевых зон, из ануса, из влагалища и прямой кишки. Данный вид локализуется в основном в поверхностном эпидермисе (в шиповатом слое), а заселение волосных фолликул наблюдается относительно редко.